



PATENT 2185-0208P

IN THE U.S. PATENT AND TRADEMARK OFFICE

Applicant:

Tomokazu KOSHIBA

Serial No.:

08/943,144

Group:

Unassigned

Filed:

October 3, 1997

Examiner: U

Unassigned

December 3, 1997

For:

ALDEHYDE OXIDASE GENE

DERIVED FROM PLANT AND

UTILIZATION THEREOF

<u>LETT</u>

Assistant Commissioner for Patents Washington, DC 20231

Sir:

Under the provisions of 35 U.S.C. § 119 and 37 C.F.R. § 1.55(a), the applicant(s) hereby claim(s) the right of priority based on the following application(s):

Country

Application No.

<u>Filed</u>

Japan

8-283314

October 4, 1996

A certified copy of the above-noted application(s) is(are)

Please charge any fees under 37 C.F.R. § 1.16-1.21(h) or credit any overpayment to Deposit Account No. 02-2448.

Respectfully submitted,

BIRCH, STEWART, KOLASCH & BIRCH, LLP

Raymond C. Stewart

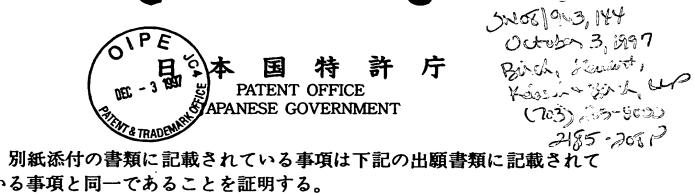
Reg No. 21,066

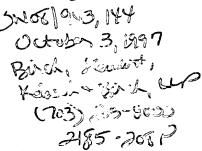
P.O. Box 747

Falls Church, VA 22040-0747

(703) 205-8000

RCS:kdm Attachment (Rev. 06-16-97)





いる事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日

Date of Application:

1996年10月 4日

出 顋

Application Number:

平成 8年特許願第283314号

出 人 Applicant (s):

小柴 共一

1997年10月24日

特許庁長官 Commissioner, Patent Office

【書類名】 特許願

【整理番号】 P191053

平成 8年10月 4日

【あて先】 特許庁長官殿

【国際特許分類】 C12N 15/11

【発明の名称】 植物由来のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子及びその利用

【請求項の数】 16

【発明者】

2

【住所又は居所】 東京都八王子市南大沢1丁目1番地 東京都立大学理学

部生物学科内

【氏名】 小柴 共一

【特許出願人】

【郵便番号】 192-03

【住所又は居所】 東京都八王子市南大沢1丁目1番地 東京都立大学理学

部生物学科内

【氏名又は名称】 小柴 共一

【提出物件の目録】

【物件名】 明細書 1

【物件名】 要約書 1

【書類名】 明細書

【発明の名称】

植物由来のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子及びその利用

【特許請求の範囲】

【請求項1】

植物から得られうる約4.4 k b p の遺伝子であり、アルデヒド化合物を酸化してカルボン酸を生成する能力を有する酵素のアミノ酸配列をコードすることを特徴とするアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。

【請求項2】

アルデヒド化合物がインドールアセトアルデヒドであり、カルボン酸がインド ール酢酸であることを特徴とする請求項1記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子

【請求項3】

トウモロコシ (Zea mays L.) 植物由来の請求項1又は2記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。

【請求項4】

配列番号1で示されるアミノ酸配列をコードする塩基配列であることを特徴と する請求項1記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。

【請求項5】

配列番号2で示される塩基配列 (CDS の存在位置 46..4120) を有することを 特徴とする請求項4記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。

【請求項6】

配列番号3で示されるアミノ酸配列をコードする塩基配列であることを特徴と する請求項1記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。

【請求項7】

配列番号4で示される塩基配列 (CDS の存在位置 91..4138) を有することを 特徴とする請求6項記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。

【請求項8】

請求項1、2、3、4、5、6又は7記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子を 含有することを特徴とするプラスミド。

【請求項9】

請求項8記載のプラスミドを宿主細胞内に導入することにより形質転換させた 形質転換体。

【請求項10】

宿主細胞が微生物であることを特徴とする請求項9記載の形質転換体。

【請求項11】

宿主細胞が植物であることを特徴とする請求項9記載の形質転換体。

【請求項12】

(1) 植物細胞内で機能可能なプロモーター、(2) 請求項1、2、3、4、5、6又は7記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子、及び(3) 植物細胞内で機能可能なターミネーターを機能可能な形で前記の順序に結合させることを特徴とする発現プラスミドの構築方法。

【請求項13】

(1) 植物細胞内で機能可能なプロモーター、(2) 請求項1、2、3、4、5、6又は7記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子、及び(3) 植物細胞内で機能可能なターミネーターを機能可能な形で前記の順序に結合させてなることを特徴とする発現プラスミド。

【請求項14】

(1) 宿主細胞内で機能可能なプロモーター、(2) アルデヒドオキシダー ゼ遺伝子、及び(3) 宿主細胞内で機能可能なターミネーターを機能可能な形で 前記の順序に結合させてなることを特徴とする発現プラスミドを宿主細胞内に導 入し、該宿主細胞を形質転換させることにより形質転換体内でのアルデヒドオキ シダーゼ産生を制御する方法。

【請求項15】

アルデヒドオキシダーゼ遺伝子が植物由来であり、かつ宿主細胞が植物である ことを特徴とする請求項14記載の方法。

【請求項16】

発現プラスミドが請求項13記載の発現プラスミドであることを特徴とする請求項13記載の方法。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】

本発明は、植物由来のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子等及びその利用に関する

[0002]

【従来の技術】

高等植物は一般に、種子発芽、栄養生長、生殖生長、受精、種子形成という生活環を有しており、その各々の発生ステージは種々の植物生長ホルモンの生理作用によってコントロールされている。高等植物が天然に持つ植物生長ホルモンとして、代表的なものに、一般にオーキシン類として分類されるインドール酢酸(IAA: indole-3-acetic acid)、サイトカイニン類として分類されるゼアチン(zeatin)またはカイネチン(kinetin)、さらに、ジベレリン(gibberellin)、アブシジン酸(ABA: abscisic acid)、エチレン(ethylene)などが知られている。これらの植物生長ホルモンの生理作用の概要は既に明らかにされており、その生理作用に対する理解から、様々な農業生産への応用がはかられてきた。

[0003]

例えば、ジベレリンは果実の肥大成長を促進し、受精していない場合にも単為結果をひきおこす。この現象は、トマト、キュウリ、ブドウなど多種の作物で知られているが、特にブドウへの処理によるタネナシブドウの育成は、実用的に大きな成功をおさめた植物生長ホルモンの応用例として挙げられる。また、ジベレリンの生理作用を阻害する薬剤の応用も進められており、例えば、ジベレリン生合成阻害剤であるユニコナゾールなどが矮化剤として利用されている。

[0004]

また、オーキシン類は一般に細胞の伸長生長を促進する作用が知られている。 例えばキクの葉刺し栽培では、発根促進剤として、合成オーキシンであるインド ール酪酸 (IBA) が葉柄の切断部に処理される。また、トマトのハウス栽培では 着果促進剤として 4-クロロフェノキシ酢酸処理が行われている。

[0005]

さらに、植物細胞・組織を無菌的な状態で人工栄養を与えて育てる植物組織培養の技術でも、植物生長ホルモンの果たす役割は非常に大きい。ここでも、細胞の分裂・生長・分化を促進するために、様々な種類の植物生長ホルモンが多様な濃度で培地に添加される。特に合成サイトカイニンとしてベンジルアミノプリン(BA)、イソペンテニルアミノプリン(2iP)などが、また合成オーキシンとしてナフタレン酢酸(NAA)、2,4-ジクロロフェノキシ酢酸(2,4-D)などが広く使用されている。

[0006]

近年の生化学・分子生物学的実験手法の発達により、植物生長ホルモン類の生合成・代謝経路、分子レベルでの作用機作に関する研究に大きな進展が見られるようになった。例えば、エチレンの生合成経路についての詳細が明らかにされつつあり、実用的な応用もはかられようとしている。即ち、エチレン生合成経路の重要な鍵酵素である 1-アミノシクロプロパン-1-カルボン酸 (ACC) 合成酵素 (ACC synthase) の遺伝子がクローニングされ、このアンチセンス遺伝子がトマトに導入された。形質転換トマトでは ACC 合成酵素遺伝子の転写・翻訳が抑制されてエチレン生合成がブロックされることにより、果実の過熟が抑えられて日持ちのする品種が作られている。

[0007]

このような例からも、植物生長ホルモンの生合成経路、これに係わる代謝酵素およびその遺伝子を明らかにすることは、農業生産上非常に重要な課題である。

[0008]

植物生長ホルモンの中でも、天然オーキシンであるインドール酢酸(IAA)は 最も早く発見され、多くの研究が重ねられてきた。こうした研究から、IAA はア ミノ酸の一種トリプトファンが初発の前駆物質となり生合成されると考えられて いる。しかしながら、その生合成経路に係わる酵素遺伝子群についてはまだ明ら かにされていない。

[0009]

土壌病原細菌である Agrobacterium tumefaciens は Ti-プラスミド上にふた つの酵素タンパク質遺伝子を持ち、トリプトファンからインドール酢酸を合成し

て宿主植物細胞の細胞分裂を促進し、根頭癌腫病(クラウンゴール)をひきおこす。即ち、トリプトファンを酸化してインドールアセトアミド (indoleacetamid e) に変換するトリプトファンモノオキシゲナーゼ (tryptophan 2-monooxygenas e) 酵素タンパク質遺伝子 (iaaM)、及び、インドールアセトアミドを加水分解して IAA に変換するインドールアセトアミドヒドラーゼ (indoleacetamide hyd rolase) 酵素タンパク質遺伝子 (iaaH) であり、これらの遺伝子は既にクローニングされている。また、他種バクテリアである Pseudomonas syringae でも同様の知見が得られている。

[0010]

ところが、高等植物においては、別経路の生合成が行われていると考えられている。即ち、トリプトファンから酸化反応によりインドールアセトアミドが作られるのではなく、ある種のトランスアミナーゼ酵素によりインドールピルビン酸が作られ、さらにある種の脱炭酸酵素によりインドールアセトアルデヒドとなり、最後にこれが酸化されて IAA となる。こうした高等植物での IAA 生合成酵素については、その酵素タンパク質、遺伝子に関してこれまで何ら知られていなかった。

[0011]

【発明が解決しようとする課題】

前述のように、IAA は高等植物が自身で合成する天然の植物生長ホルモン: オーキシンであり、その生理活性により植物の様々な形態形成や環境適応を精密に制御している。従って、その生合成経路を解明して人為的にコントロールする手段を作り出すことは、基礎的生物学分野のみならず、産業上、特に農業生産上極めて重要である。即ち、植物の IAA 生合成・生理活性発現作用を自在に変更することが可能となれば、作物栽培全般における生長促進による早生化、苗生産における発根促進による歩留まり向上・高品質化、果菜類栽培における果実の肥大促進による増収、鑑賞植物育成における開花促進による高付加価値化や落葉・老化防止による延命などを実現することができる。このため、植物の IAA 生合成経路の解明、植物の育種に適する IAA 生合成酵素タンパク質遺伝子の探索が強く望まれている。

[0012]

【課題を解決するための手段】

このような状況下、本発明者は鋭意検討した結果、トウモロコシから IAA 生合成の最終段階を触媒するアルデヒドオキシダーゼを精製することに成功し、その部分アミノ酸配列を解明するとともに、cDNA 遺伝子をクローニングして塩基配列を解明し、酵素の全アミノ酸配列を解明し、本発明に至った。

[0013]

即ち、本発明は、

- 1) 植物から得られうる約4.4 k b p の遺伝子であり、アルデヒド化合物を酸化してカルボン酸を生成する能力を有する酵素のアミノ酸配列をコードすることを特徴とするアルデヒドオキシダーゼ遺伝子(以下、本発明遺伝子と記す)。
- 2) アルデヒド化合物がインドールアセトアルデヒドであり、カルボン酸がインドール酢酸であることを特徴とする前項1記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子
- 3) トウモロコシ (Zea mays L.) 植物由来の前項1又は2記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。
- 4) 配列番号1で示されるアミノ酸配列をコードする塩基配列であることを特徴 とする前項1記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。
- 5) 配列番号2で示される塩基配列 (CDS の存在位置 46..4120) を有することを特徴とする前項4記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。
- 6) 配列番号3で示されるアミノ酸配列をコードする塩基配列であることを特徴 とする前項1記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。
- 7) 配列番号4で示される塩基配列 (CDS の存在位置 91..4138) を有することを特徴とする前項6記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子。
- 8) 前項1、2、3、4、5、6又は7記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子を 含有することを特徴とするプラスミド。
- 9) 前項8記載のプラスミドを宿主細胞内に導入することにより形質転換させた 形質転換体。
- 10) 宿主細胞が微生物であることを特徴とする前項9記載の形質転換体。

- 11) 宿主細胞が植物であることを特徴とする前項9記載の形質転換体。
- 12) (1) 植物細胞内で機能可能なプロモーター、(2) 前項1、2、3、4、5、6又は7記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子、及び(3) 植物細胞内で機能可能なターミネーターを機能可能な形で前記の順序に結合させることを特徴とする発現プラスミドの構築方法。
- 13) (1) 植物細胞内で機能可能なプロモーター、(2) 前項1、2、3、4、5、6又は7記載のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子、及び(3) 植物細胞内で機能可能なターミネーターを機能可能な形で前記の順序に結合させてなることを特徴とする発現プラスミド。
- 14) (1) 宿主細胞内で機能可能なプロモーター、(2) アルデヒドオキシダーゼ遺伝子、及び(3) 宿主細胞内で機能可能なターミネーターを機能可能な形で前記の順序に結合させてなることを特徴とする発現プラスミドを宿主細胞内に導入し、該宿主細胞を形質転換させることにより形質転換体内でのアルデヒドオキシダーゼ産生を制御する方法。
- 15) アルデヒドオキシダーゼ遺伝子が植物由来であり、かつ宿主細胞が植物であることを特徴とする前項14記載の方法。
- 16)発現プラスミドが前項13記載の発現プラスミドであることを特徴とする前項14記載の方法。

を提供するものである。

[0014]

【発明の実施の形態】

以下、本発明について詳細に説明する。

[0015]

本発明遺伝子は、植物から得られうる約4.4 k b p の遺伝子であり、アルデヒド化合物を酸化してカルボン酸を生成する能力を有する酵素のアミノ酸配列をコードすることを特徴とするアルデヒドオキシダーゼ遺伝子である。例えば、インドールアセトアルデヒドを酸化してインドール酢酸を生成する能力を有する酵素のアミノ酸配列をコードすることを特徴とするアルデヒドオキシダーゼ遺伝子である。本発明遺伝子は、例えば、トウモロコシ(Zea mays L.)等の植物から

得ることができる。 本発明遺伝子の翻訳産物である酵素は、細胞内でアセトアルデヒド化合物を酸化してカルボン酸を生成する作用を持つ。該酵素は、インドールアセトアルデヒドの他に、例えば、ベンズアルデヒド(benzaldehyde)、ブチルアルデヒド(butyraldehyde)、プロトカテキュアルデヒド(protocatechualdehyde)等も基質とすることもある。もちろん、単一な酵素であっても、複数の化合物を基質とすることもある。

[0016]

本発明遺伝子として、例えば、配列番号1で示されるアミノ酸配列をコードする塩基配列、または、配列番号3で示されるアミノ酸配列をコードする塩基配列を持つ遺伝子が具体的にあげられ、これらの同効物も含まれる。ここで「・・・の同効物」とは、配列番号1または配列番号3で示されるアミノ酸配列をコードすることを特徴とするアルデヒドオキシダーゼ遺伝子において、ひとつもしくは複数の塩基が付加、欠失または置換した塩基配列からなるアルデヒドオキシダーゼ遺伝子を意味し、同一の機能を有する類似体である DNA のことである。さらに具体的には、例えば、配列番号2で示される塩基配列(CDSの存在位置46..4120)、または、配列番号4で示される塩基配列(CDSの存在位置91..4138)を有する遺伝子が挙げられる。

[0017]

本発明遺伝子は、例えば、下記の方法により得ることができる。

[0018]

例えば、トウモロコシ品種ゴールデンクロスバンタム70(サカタの種より購入)の種子を、水道水流水中に一晩浸漬して催芽処理を行った後、水を含んだペーパータオルの上に播種し、25 ℃ の条件下、赤色光 (0.8 W/m²) 下で2日間、さらに暗所で1日間置き、種子を発芽させる。発芽した芽生えより 1.0~1.5 cm に達した幼葉鞘の先端部を緑色安全光下で切り出し、液体窒素で直ちに凍結して、酵素精製のための試料、及び、RNA 抽出のための試料として -30 ℃ で保存する。

[0019]

こうして調製された凍結試料からアルデヒドオキシダーゼを精製するには、例

えば、Koshiba, T. ら著、Plant Physiology、1996 年、110 巻、781-789 頁に述べられている方法が適している。

[0020]

即ち、抽出精製中の酵素の活性低下・タンパク質の分解を防ぐために、こうした操作での常法として、精製ステップのすべての操作は 2~4 ℃ の低温下で行うのが望ましい。まず、凍結試料 150~200 g を1回分の精製操作の材料とし、これに 400 ml の 0.1 M リン酸緩衝液 (pH 7.4) を加えてホモジナイザー等により機械的に破砕し、12,000 g で 30 分間遠心した上清を採取して粗酵素標品とする。次に、該粗酵素標品より 30~50 % 飽和硫安の画分を得て、20 mM トリス塩酸緩衝液 (pH 8.0) で透析後、20,000 g で 20 分間遠心を行う。この遠心上清をイオン交換カラム (例えば、DEAE トヨパール 650M、東ソー社製) に通し、アルデヒドオキシダーゼ活性画分を回収する。さらに、該活性画分を順次、疎水カラム、ヒドロキシアパタイトカラム、イオン交換カラム (例えば、DEAE-5PW)によるクロマトグラフィーにかけ、アルデヒドオキシダーゼ活性を持つ画分が電気泳動で銀染色によりほぼ単一のタンパク質バンドとして検出されるまで精製を行う。

[0021]

以上の精製操作によって、通常、粗酵素標品の段階でのタンパク質量から換算して、アルデヒドオキシダーゼ比活性にして約 2,000 倍の精製が可能である。最終の精製タンパク質は、ゲルろ過カラムにより分子量約 300 kD の大きさであることが確認できる。さらに、SDS-変性ポリアクリルアミドゲル電気泳動(SDS-PAGE)により分子量約 150 kD のサイズのバンドとして検出することができ、該酵素が2量体を形成していることが確認できる。

[0022]

上記のカラムクロマトグラフィーの分画操作において、アルデヒドオキシダーゼ活性画分を効率的に採取するには、各画分のアルデヒドオキシダーゼ活性を測定することにより達成される。これには、例えば、インドールアセトアルデヒドを基質として精製画分に添加し、生成されてくるインドール酢酸の量を HPLC により定量する方法を採ることができる。即ち、反応液として、5~50 μ 1 の精製

画分、 $0.1\,$ mM インドールアセトアルデヒド、 $0.1\,$ mM リン酸緩衝液($pH\ 7.4$)、を含む溶液 $100\,\mu$ l を調製する。これを $30\,$ $\mathbb C$ で $30\,$ 分間保温して反応を進め、直ちに $1N\,$ 塩酸 $8\,\mu$ l、 $2.0\,$ M 亜硫酸水素ナトリウム $5\,\mu$ l、メタノール $50\,\mu$ l を順次反応液に加え反応を停止させる。この反応液を $15\,,000\,$ g で $5\,$ 分間の遠心を行い、得られた上清 $100\,$ μ l を HPLC による分析試料とし、 $280\,$ nm 吸光度を検出することにより基質であるインドールアセトアルデヒド及び反応性生物であるインドール酢酸の定量を行うことが可能である。HPLC は、例えば、 $0DS\ C18\,$ カラムを用い、 $0.1\,$ % 酢酸を含むメタノールの $20\,$ $\sim 50\,$ % の直線的勾配で溶出させる方法が有効である。

[0023]

このようにして得られたタンパク質を部分分解してその分解ペプチドを解析し、部分アミノ酸配列情報を得る。通常、精製したアルデヒドオキシダーゼ試料をSDS-PAGE により分離し、150 kD のタンパク質バンドを切り出して回収する。回収したゲル断片を、例えば、0.1 % SDS 存在下で Achromobacter Protease I (API) と反応させ、消化されたペプチド断片を抽出する。これを、例えば、陰イオン交換体 (DEAE) のプレカラムを付けた逆相 HPLC によりペプチドを分離、回収する。これらのアミノ酸配列をプロテインシークエンサーにより決定するとともに、その試料の一部を用いて MALDI-TOF で分子量を測定し、得られたアミノ酸配列情報の正確さを検定する。

[0024]

次に、得られたアミノ酸配列情報をもとに、このアミノ酸配列をコードすると 予測される oligo DNA を合成する。さらに全RNA を鋳型とする RT-PCR を行い 、cDNA 部分断片を増幅してプラスミドベクターにクローニングする。

[0025]

全RNA の抽出には、例えば、凍結試料 7 g を液体窒素 10 ml 中で乳鉢・乳棒により磨砕し、細かい粉末状にする。液体窒素を気化させた後、常法、例えば、グアニジンチオシアネート / 塩化セシウム法を用いて RNA 抽出を行い、この抽出液からエタノール沈澱により全 RNA を回収する。この操作により、通常、1 mg の全RNA が得られる。

[0026]

cDNA 増幅には、まず、合成 oligo DNA のうち antisense 方向に合成したものをプライマーとして、全RNA 中の目的遺伝子の転写物に結合させて逆転写反応を行う。逆転写反応には、市販の逆転写 PCR キット、例えば、RNA-PCR キット(Perkin-Elmer Cetus Instruments 社製)を用いることができる。次に、得られた逆転写産物に sense 方向に合成した oligo DNA を加えて再度 PCR を行うことにより、cDNA 断片を増幅することができる。

[0027]

得られた cDNA 増幅断片を精製し、プラスミドベクターにクローニングする。プラスミドベクターとしては、例えば pCRII (Invitrogen 社製)を使用することが可能であり、通常の方法により大腸菌を形質転換して、インサートを持つ形質転換体をスクリーニングすることにより、cDNA 増幅断片をクローン化することができる。得られた cDNA クローンについて、例えば、ABI PRISM Dye Primer Cycle Sequencing Ready Reaction Kits (Applied Biosystems 社製)を用いて、373A DNA Sequencer (Applied Biosystems 社製)により、該クローンの塩基配列を決定する。

[0028]

このようにして得られた cDNA 部分断片の塩基配列の一部分に対するセンス、アンチセンスプライマーを合成し、RACE 法を行うことにより、5'-方向、及び、3'-方向のそれぞれ末端を含む cDNA 断片を得ることができる。さらにこれらを連結して、プラスミドベクターにクローニングすることにより、完全長 cDNA を得ることができる。RACE 法には、例えば、市販の Marathon cDNA Amplification kit (Clontech 社製) を用いることが可能である。

[0029]

本発明遺伝子は、例えば、下記のように利用することができる。

[0030]

例えば、本発明遺伝子を、微生物、植物等の宿主細胞内に導入して形質転換させた形質転換体を作出する。

[0031]

本発明遺伝子を植物細胞内に導入して発現させるためには、(1)植物細胞内で機能可能なプロモーター、(2)本発明遺伝子(段落番号13における第1項ないし第7項に記載されるアルデヒドオキシダーゼ遺伝子)、及び(3)植物細胞内で機能可能なターミネーターを機能可能な形で前記の順序に結合させてなることを特徴とする発現プラスミドを構築し、構築された発現プラスミドを植物細胞内に導入し、該植物細胞を形質転換させる。

ここで「機能可能な形で」とは、構築されたプラスミドを植物細胞内に導入し 形質転換させた場合に、該植物細胞内において導入された本発明遺伝子が正常に 転写・翻訳され、前記植物細胞内でタンパク質を発現させる機能を有するように 、プロモーターの制御下に目的とする遺伝子を組み込んだ状態になることを意味 するものである。

植物細胞内で機能可能なプロモーターとしては、例えば、ノパリン合成酵素遺伝子(NOS)プロモーター、オクトピン合成酵素遺伝子(OCS)プロモーター等のT-DNA 由来の構成型プロモーター、カリフラワーモザイクウィルス(CaMV)由来の19S 及び35S プロモーター等の植物ウィルス由来のプロモーター、フェニルアラニンアンモニアリアーゼ(PAL)遺伝子プロモーター、カルコンシンターゼ(CHS)遺伝子プロモーター、pathogen-related(PR)遺伝子プロモーター等の誘導型プロモーター等をあげることができる。さらにこれらに限定されない公知の植物プロモーターもあげられる。

また、植物細胞内で機能可能なターミネーターとしては、例えば、ノパリン合成酵素遺伝子(NOS)ターミネーター等のT-DNA 由来の構成型ターミネーター、ニンニクウィルスGV1,GV2 のターミネーター等の植物ウィルス由来のターミネーター等をあげることができる。さらにこれらに限定されない公知の植物ターミネーターもあげられる。

このようなプラスミドを植物細胞内に導入することにより該植物細胞を形質転換するには、例えば、上記発現プラスミドをアグロバクテリウム感染方法(特公平2-58917 及び特開昭60-70080)、プロトプラストへのエレクトロポーレーション方法(特開昭60-251887 及び特開平5-68575)、又はパーティクルガン方法(特表平5-508316及び特開昭63-258525)等の公知の手段により植物細胞内に導入

し、本発明遺伝子が導入された植物細胞を選抜することによって形質転換植物細胞を得ることができる。得られた形質転換植物細胞から、例えば、内宮著、植物遺伝子操作マニュアル (トランスジェニック植物の作り方) 1990年、講談社サイエンティフィク (ISBN4-06-153515-7 C3045)、27-55 頁等に記載の通常の植物細胞培養方法により植物体を再生することによって形質転換された植物体を得る

[0032]

さらに本発明は、(1)宿主細胞内で機能可能なプロモーター、(2)アルデヒドオキシダーゼ遺伝子、及び(3)宿主細胞内で機能可能なターミネーターを機能可能な形で前記の順序に結合させてなることを特徴とする発現プラスミドを宿主細胞内に導入し、該宿主細胞を形質転換させることにより形質転換体内でのアルデヒドオキシダーゼ産生を制御する方法をも提供する。

宿主細胞内で機能可能なプロモーターとしては、例えば、大腸菌のラクトースオペロンのlacZ遺伝子プロモーター、酵母のアルコール脱水素酵素遺伝子(ADH)プロモーター、アデノバイラス・メジャーレート(Ad.ML)プロモーター、SV40の初期プロモーター及びBaculo virus プロモーター等をあげることができる。宿主細胞が植物である場合には、前述の如きの植物細胞内で機能可能なプロモーター等があげられる。

また、宿主細胞内で機能可能なターミネーターとしては、例えば、酵母のHIS terminator sequence 、ADH1ターミネター、SV40のearly splicing resion 等をあげることができる。宿主細胞が植物である場合には、前述の如きの植物細胞内で機能可能なターミネーター等があげられる。

アルデヒドオキシダーゼ遺伝子としては、アルデヒド化合物を酸化してカルボン酸を生成する能力を有する酵素のアミノ酸配列をコードする遺伝子であればよい。例えば、植物由来のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子をあげることができ、好ましくは本発明遺伝子(段落番号13における第1項ないし第7項に記載されるアルデヒドオキシダーゼ遺伝子)をあげることができる。

このようなプラスミドを宿主細胞内に導入することにより該宿主細胞を形質転換するには、遺伝子工学分野において通常用いられる方法を使用すればよい。

[0033]

宿主細胞が植物の場合には、例えば、前記の如きの植物遺伝子工学分野及び植 物組織培養分野において通常用いられる方法を使用すればよい。

[0034]

本発明遺伝子を導入して形質転換された植物体の生育特性として、一般に理解されているオーキシンの生理作用が促進されるもの、逆に抑制されるものの両面が期待できる。即ち、例えば、センスな遺伝子の働きでオーキシン活性を高めることにより、宿主細胞の伸長生長や維管束分化を促進して、植物の生長促進や光合成による同化産物の高蓄積能力を計ることが可能となる。その結果、作物の早生化、果実などの収穫物の大型化、収量性の向上又は高品質化等を期待できる。実現できる。逆に、アンチセンスな遺伝子の働きでオーキシン活性を抑制することにより、植物の徒長を防ぎ、日長不足など不適な環境条件下でも生育可能な作物を育成することができる。また、適度な生育抑制をかけることにより、作物の矮化が可能となり、例えば、イネ等の倒伏防止、切り花栽培での小型化などの応用が可能となる。その結果、収量性の向上又は高品質化等を期待できる。

[0035]

一般に植物の細胞・組織を無菌的に培養するには、培地へのホルモンの添加が 必須である。本発明遺伝子を導入・発現させ形質転換体内でのアルデヒドオキシ ダーゼ産生を高めることによりオーキシン活性を向上させた植物は、無菌培養で の細胞増殖・分化・個体再生能力が高められた状態であることが期待できる。従 って、いわゆる培養のしやすい系統を作り出すことが可能であり、組織培養ベー スで大量増殖が行われているウィルスフリー作物、花卉などの園芸作物の苗生産 などに有用である。

[0036]

【実施例】

以下に実施例を挙げて本発明をより詳細に説明するが、本発明は以下の実施例にのみ限定されるものではない。

[0037]

実施例1 (トウモロコシ幼葉鞘の調製)

トウモロコシ品種ゴールデンクロスバンタム70(サカタの種より購入)を、水道水流水中に一晩浸漬して催芽処理を行った後、水を含んだペーパータオルの上に播種し、25 $\mathbb C$ の条件下、赤色光($0.8~\text{W/m}^2$)下で2日間、さらに暗所で1日間発芽させた。発芽芽生えより2~3 cmに達した幼葉鞘の先端部(1.0~1.5 cm)を緑色安全光下で切り出し、液体窒素で直ちに凍結して-30 $\mathbb C$ で保存した。

[0038]

実施例2 (アルデヒドオキシダーゼの精製)

以下の精製ステップのすべての操作は、2~4 ℃ の低温下で行った。

[0039]

まず、実施例1で調製した凍結試料約 200 g を1回分の精製操作の材料とし、これに 400 ml の 0.1 M リン酸緩衝液 (pH 7.4) を加えてホモジナイザーにより機械的に破砕した後、12,000 g で 30 分間遠心した上清を採取して粗酵素標品とした。次に、該粗酵素標品より 30~50 % 飽和硫安の画分を得て、20 mM トリス塩酸緩衝液 (pH 8.0) で透析後、20,000 g で 20 分間遠心した。遠心上清をイオン交換カラム (DEAE トヨパール 650M、東ソー社製) に通し、後述の実施例3 に記載された活性測定法により、アルデヒドオキシダーゼ活性画分を回収した。さらに、該活性画分を順次、疎水カラム、ヒドロキシアパタイトカラム、イオン交換カラム (DEAE-5PW) によるクロマトグラフィーにかけ、アルデヒドオキシダーゼ活性を持つ画分が電気泳動で銀染色によりほぼ単一のタンパク質バンドとして検出されるまで精製を行った。

[0040]

以上の精製操作によって、粗酵素標品の段階でのタンパク質量 1,873 mg からイオン交換カラム画分で 0.09 mg のタンパク質が回収され、この間のアルデヒドオキシダーゼ酵素比活性は 1,950 倍であった。最終の精製タンパク質は、ゲルろ過カラムにより、分子量約 300 kD の大きさであることが判明した。さらに、SDS-変性ポリアクリルアミドゲル電気泳動 (SDS-PAGE) では分子量約 150 kD のサイズのバンドとして検出されたことから、2量体を形成していることが明らかとなった。

[0041]

実施例3 (アルデヒドオキシダーゼ活性の測定方法)

実施例 2 に記載された各精製画分のアルデヒドオキシダーゼ活性の測定は、インドールアセトアルデヒドを基質として精製画分に添加し、生成されてくるインドール酢酸 (IAA) の量を HPLC により定量する方法で行った。反応液は、5~50μ1の精製画分、0.1 mM インドールアセトアルデヒド、0.1 mM リン酸緩衝液 (PH 7.4)、を含む反応液 100μ1 を調製して 30℃で 30分間の反応を行い、直ちに 1N塩酸 8μ1、2.0 M 亜硫酸水素ナトリウム 5μ1、メタノール 50μ1を順次反応液に加え反応を停止させた。この反応液を 15,000gで5分間の遠心し、得られた上清 100μ1を HPLC による分析試料とし、280nm 吸光度を検出することによりインドールアセトアルデヒド及びインドール酢酸の定量を行った。HPLC は、0DS C18 カラムを用い、0.1%酢酸を含むメタノールの 20~50%の直線的勾配で溶出させる方法を採った。

[0042]

実施例4 (アルデヒドオキシダーゼのペプチド分解・部分アミノ酸シークエンス)

実施例2で得られた精製タンパク質を SDS-PAGE により分離し、150 kD のタンパク質バンドを切り出して回収した。回収したゲル断片を 0.1 % SDS 存在下で Achromobacter Protease I (API) と反応させた。消化されたペプチド断片を抽出後、陰イオン交換体 (DEAE) のプレカラムを付けた逆相 HPLC によりペプチドを分離、回収した。それらのアミノ酸配列をプロテインシークエンサー (ABI 477A) により決定した。

[0043]

その結果、部分アミノ酸配列として以下の4種が確認された。即ち、

第1は、以下に示す 18 アミノ酸残基からなる配列であり、

Gln Val Asn Asp Val Pro Ile Ala Ala Ser Gly Asp Gly Trp Tyr His Pro Lys 配列番号1に示すアミノ酸配列の第235番目から第252番目までに相当することが判明した。

[0044]

第2は、以下に示す 16 アミノ酸残基からなる配列であり、

Thr Asn Ser Asp Gly Leu Val Ile His Asp Gly Thr Trp Thr Tyr Lys 配列番号1に示すアミノ酸配列の第1,234番目から第1,249番目、又は、配列番号3に示すアミノ酸配列の第1,226番目から第1,241番目までに相当することが判明した。

[0045]

第3は、以下に示す 20 アミノ酸残基からなる配列であり、

Ser Ile Glu Glu Leu His Arg Leu Phe Asp Ser Ser Trp Phe Asp Asp Ser Ser Val Lys

配列番号1に示すアミノ酸配列の第253番目から第272番目までに相当することが判明した。

[0046]

第4は、以下に示す 21 アミノ酸残基からなる配列であり、

Val Gly Ala Glu Ile Gln Ala Ser Gly Glu Ala Val Tyr Val Asp Asp Ile Pro Ala Pro Lys

配列番号1に示すアミノ酸配列の第591番目から第611番目までに相当することが 判明した。

[0047]

さらに、これらの分解ペプチド試料の一部を用いて MALDI-TOF で分子量を測定し、得られたアミノ酸配列の正確さを検定した。

[0048]

実施例5 (トウモロコシ幼葉鞘全RNA の調製・cDNA 合成)

実施例1に準じて、トウモロコシ種子を発芽させ実生から幼葉鞘先端部 7 g を採取した。これを液体窒素 10 ml 中で凍結させ、乳鉢・乳棒により磨砕し、細かい粉末状にした。液体窒素を気化させた後、常法(グアニジンチオシアネート / 塩化セシウム法)を用いて RNA 抽出を行い、この抽出液からエタノール沈 澱により全 RNA 1 mg を回収した。

[0049]

実施例6 (Oligo DNA プライマーの作製と RT-PCR)

実施例4において決定した部分アミノ酸配列をコードすると予測されるoligo DNA の混合物を、センス、アンチセンス両方向について合成した。

[0050]

即ち、実施例4に記載された部分アミノ酸配列2の内、Val Ile His Asp Gly Thr Trp Thr の8個のアミノ酸残基からなる配列から予測される塩基配列として、アンチセンス方向に 5'-GTCCAIGTICC(AG)TC(AG)TGIATIAC-3' の 23-mer を合成した。

[0051]

さらに、実施例4に記載された部分アミノ酸配列4の内、Gly Glu Ala Val Ty r Val Asp Asp の8個のアミノ酸残基からなる配列から予測される塩基配列として、センス方向に 5'-GGIGA(AG)GCIGTITA(TC)GTIGA(TC)GA-3'の 23-mer を合成した。

[0052]

それらのうち、antisense 方向に合成したものをプライマーとして、実施例5において単離した全 RNAを鋳型として、市販の逆転写 PCR キット (RNA-PCR kit; Perkin-Elmer Cetus Instruments 社製)を用いて逆転写反応を行った。該逆転写産物に、sense 方向に合成した Oligo DNA を加えて再度 PCR を行ったところ、約 2Kbp の cDNA 断片の増幅が確認された。

[0053]

実施例7 (PCR 増幅断片のベクターへのクローニングと構造解析)

実施例6で得られた増幅 c D N A 断片を精製し、プラスミドベクター pCRII (Invitrogen 社製) にクローニングした。さらに、該プラスミドベクターのインサート部分の塩基配列決定を、ABI PRISM Dye Primer Cycle Sequencing Ready Reaction Kits (Applied Biosystems 社製)を用いて、373A DNA Sequencer (Applied Biosystems 社製)により行い、該 cDNA 断片の構造を決定した。その結果、クローニングされた cDNA 断片には構造の異なる2種のものがあり、一方は配列番号2に示す塩基配列の内 第1,839番目から第3,785番目までに相当し、他方は配列番号4に示す塩基配列の内 第1,858番目から第3,806番目までに相当することが明らかとなった。

[0054]

実施例8 (完全長 cDNA クローンの単離)

実施例7で得られた塩基配列情報をもとにして、該2種の cDNA 断片にそれぞれ特異的な塩基配列を検索し、その部分に対する oligo DNA をセンス、アンチセンス方向に合成した。

[0055]

即ち、配列番号2の塩基配列に対応するセンス oligo DNA として、

- 5'-GCTGGTCAAAATATTGGTGTCGTGATTG-3'の28-mer(共通)、及び、
- 5'-GATTGCTGAAACACAAAGATATGCTAAT-3' Ø 28-mer,
- の2種を、アンチセンス oligo DNA として、
 - 5'-TGGCTGCAGATTTTCTGTGCTATACTC-3'の27-mer (共通)、
 - 5'-TGCTTTGCAGCCATATTAGCATATCTT-3' Ø 27-mer,
 - 5'-ACAGCCTTTTGGAAGCCACCTGGA-3'の24-mer、及び、
 - 5'-ATCGGACTTGTTGTCGGCCTTGAC-3' Ø 24-mer,
- の4種を合成した。

[0056]

また、配列番号4の塩基配列に対応するセンス oligo DNA として、

- 5'-GCTGGTCAAAATATTGGTGTCGTGATTG-3'の28-mer(共通)、及び、
- 5'-GATTGCTCAAACACAGAAGTATGCCTAC-3' Ø 28-mer,
- の2種を、アンチセンス oligo DNA として、
 - 5'-TGGCTGCAGATTTTCTGTGCTATACTC-3'の27-mer (共通)、
 - 5'-CTTTGCCGCCATGTAGGCATACTTC-3'の25-mer、及び、
 - 5'-TTCCACCTATGGTTGCAGTGTTCC-3' Ø 24-mer,
- の3種を合成した。

[0057]

これらをプライマーとして、市販の Marathon cDNA Amplification kit (Clon tech 社製) を用いて RACE 法を行い、5'-方向、及び、3'-方向のそれぞれ末端を含む cDNA 断片を得た。さらにそれらを連結し、全長 cDNA を得た後、プラスミドベクター pCRII (Invitrogen 社製) にクローニングした。

[0058]

実施例9 (cDNA クローンの塩基配列解析とアミノ酸配列の決定)

実施例8で得られた2種の cDNA クローンについて、それぞれ、ABI PRISM Dy e Primer Cycle Sequencing Ready Reaction Kits、Dye Terminator Cycle Sequencing Kits (Applied Biosystems 社製) を用いて、373A DNA Sequencer (Applied Biosystems 社製) により塩基配列の解析を行った。本発明遺伝子は、4,412 bp 又は 4,359 bp からなる cDNA であることが明らかとなった(配列番号2又は4参照)。

[0059]

さらに該塩基配列から、GENETYX 遺伝子解析ソフトウェア (SDC ソフトウェア 開発社製) により本発明遺伝子がコードする全アミノ酸配列を決定した。それぞれ、1,358 個又は 1,349 個のアミノ酸残基からなるタンパク質であることが明らかとなった (配列番号1又は3参照)。

[0060]

実施例10 (直接導入用アルデヒドオキシダーゼ発現プラスミドの構築)

トウモロコシ由来の本発明遺伝子を植物細胞に導入して発現させるために、例 えば、以下のような植物用直接導入発現ベクターを構築する。

[0061]

pUC19 由来の GUS 発現ベクター pBI221 (Clontech 社製)を、制限酵素 SmaI 及び SacI (いずれも宝酒造製)で消化して GUS 構造遺伝子を取り除いた 2.8 Kbp 断片を回収し、T4 DNA polymerase (宝酒造製)を用いて末端を平滑化する。さらに、バクテリアルアルカリフォスファターゼ(宝酒造製)により末端の脱燐酸処理を行う。

[0062]

一方、実施例 8 で得られた完全長 cDNA をインサート遺伝子として準備し、同様に T4 DNA polymerase を用いて末端平滑化後、両者を T4 DNA ligase (DNA ライゲーションキット ver. 2: 宝酒造製)を用いてつなぎ合わせ、大腸菌 HB10 1 株コンピテントセル (宝酒造製)を形質転換し、アンピシリン耐性株を選抜する。さらに、選抜株から増幅させた組換えプラスミドの内、カリフラワーモザイ

クウィルス由来 35S プロモーター、ノパリンシンターゼ由来ターミネーターに対して、アルデヒドオキシダーゼのコード領域が順方向に挿入されたクローンと逆方向に挿入されたクローンを選別し、それぞれ、直接導入用発現ベクターとする。

[0063]

実施例11 (間接導入用アルデヒドオキシダーゼ発現プラスミドの構築)

トウモロコシ由来のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子を植物細胞に導入して発現 させるために、例えば、以下のような植物用間接導入発現ベクターを構築する。

[0064]

参考例1と同様に、末端を平滑化したアルデヒドオキシダーゼ遺伝子断片をインサート遺伝子として準備する。一方、pBIN19 由来の GUS 発現バイナリーベクター pBI121 (Clontech 製)を、制限酵素 SmaI 及び SacI で消化して GUS 構造伝子を取り除いた断片を回収し、同様に末端を平滑化し、脱燐酸処理を行う。両者をつなぎ合わせ、大腸菌を形質転換し、組換えプラスミドを選抜し、間接導入用アルデヒドオキシダーゼ発現ベクターを得る。さらに、トリペアレンタル法(tri-parental 法; GUS gene fusion system: Clontech 社製)により、プラスミドベクターを Agrobacterium tumefaciens LBA4404 株に移す。

[0065]

実施例12 (アルデヒドオキシダーゼ発現プラスミド導入形質転換植物の作出: その1)

実施例10で得られる直接導入発現ベクターを、島田ら著、育種学雑誌、1994年、第44巻別冊1号、66頁に記載されている方法で、パーティクルガンによりイネ無菌培養未熟胚盤に導入し、形質転換イネ植物を得る。同様に、宅見ら著、育種学雑誌、1995年、第45巻別冊1号、57頁に記載されている方法で、パーティクルガンによりコムギ無菌培養未熟胚盤に導入し、形質転換コムギ植物を得る。同様に、萩尾ら著、育種学雑誌、1994年、第44巻別冊1号、67頁に記載されている方法で、パーティクルガンによりオオムギ無菌培養未熟胚盤に導入し、形質転換オオムギ植物を得る。同様に、M.E. Frommら著、BIO/TECHNOLOGY、1990年、第8巻、833-839頁に記載されている方法で、パーティクル

ガンによりトウモロコシ不定胚に導入し、形質転換トウモロコシ植物を得る。さらに、実施例10で得られる直接導入発現ベクターを、特願平3-291501 に記載されている方法で、パーティクルガンによりダイズ不定胚に導入し、形質転換ダイズ植物を得る。

[0066]

実施例13 (アルデヒドオキシダーゼ発現ベクター導入形質転換植物の作出: その2)

実施例11で得られる間接導入発現ベクターが導入された Agrobacterium tumefaciens LBA4404 株を、内宮著、植物遺伝子操作マニュアル、1990 年、講談社サイエンティフィク(ISBN4-06-153513-7)、27-33 頁に記載されている方法で、タバコ無菌培養葉片に感染させ、形質転換タバコ植物を得る。同様に、N. Pawlicki ら著、Plant Cell, Tissue and Organ Culture、1992 年、31 巻、129-13 月に記載さている方法で、ニンジン無菌培養実生の葉柄に感染させ、形質転換ニンジン植物を得る。また、長澤ら著、育種学雑誌、1995 年、第 45 巻別冊 1 号、143 頁に記載されている方法で、ミヤコグサ無菌培養実生の下胚軸あるいは子葉に感染させ、形質転換ミヤコグサを得る。同様に、R. Desgagnes ら著、Plant Cell Tissue and Organ Culture、1995 年、42 巻、129-140 頁に記載されている方法で、アルファルファ無菌培養不定胚に感染させ、形質転換アルファルファを得る。同様に、J. Puonti-Kaerlas ら著、Theoretical and Applied Genetics 1990 年、80 巻、246-252 頁に記載されている方法で、エンドウ無菌発芽実生の上胚軸あるいは子葉に感染させ、形質転換エンドウを得る。

[0067]

【発明の効果】

本発明により、植物由来のアルデヒドオキシダーゼ遺伝子を提供することが可能になった。

[0068]

【配列表】

配列番号:1

配列の長さ:1,358

配列の形:アミノ酸

トポロジー:直鎖状

配列の種類:タンパク質

配列の起源:

生物名:トウモロコシ (Zea mays L.)

株名: 品種 ゴールデンクロスバンタム70

配列

5 10 15

Met Gly Lys Glu Ala Gly Ala Ala Glu Ser Ser Thr Val Val Leu Ala 20 25 30

Val Asn Gly Lys Arg Tyr Glu Ala Ala Gly Val Ala Pro Ser Thr Ser

35 40 45

Leu Leu Glu Phe Leu Arg Thr Gln Thr Pro Val Arg Gly Pro Lys Leu 50 55 60

Gly Cys Gly Glu Gly Gly Cys Gly Ala Cys Val Val Leu Val Ser Lys
65 70 75 80

Tyr Asp Pro Ala Thr Asp Glu Val Thr Glu Phe Ser Ala Ser Ser Cys
85 90 95

Leu Thr Leu Leu His Ser Val Asp Arg Cys Ser Val Thr Thr Ser Glu
100 105 110

Gly Ile Gly Asn Thr Arg Asp Gly Tyr His Pro Val Gln Gln Arg Leu 115 120 125

Ser Gly Phe His Ala Ser Gln Cys Gly Phe Cys Thr Pro Gly Met Cys
130 135 140

Met Ser Ile Phe Ser Ala Leu Val Lys Ala Asp Asn Lys Ser Asp Arg

145 150 155 160

Pro Asp Pro Pro Ala Gly Phe Ser Lys Ile Thr Thr Ser Glu Ala Glu 165 170 175

Lys Ala Val Ser Gly Asn Leu Cys Arg Cys Thr Gly Tyr Arg Pro Ile

			180					185					190		
Val	Asp	Thr	Cys	Lys	Ser	Phe	Ala	Ser	Asp	Val	Asp	Leu	Glu	Asp	Leu
		195					200					205			
Gly	Leu	Asn	Cys	Phe	Trp	Lys	Lys	Gly	Glu	Glu	Pro	Ala	Glu	Val	Ser
	210					215					220				
Arg	Leu	Pro	Gly	Tyr	Asn	Ser	Gly	Ala	Val	Cys	Thr	Phe	Pro	Glu	Phe
225					230					235					240
	Lys	Ser	Glu	Ile	Lys	Ser	Thr	Met	Lys	Gln	Val	Asn	Asp	Val	Pro
				245					250					255	
Ile	Ala	Ala	Ser	Gly	Asp	Gly	Trp	Tyr	His	Pro	Lys	Ser	Ile	Glu	Glu
			260					265					270		
Leu	His	Arg	Leu	Phe	Asp	Ser	Ser	Trp	Phe	Asp	Asp	Ser	Ser	Val	Lys
		275					280					285			
Ile	Val	Ala	Ser	Asn	Thr	Gly	Ser	Gly	Val	Tyr	Lys	Asp	Gln	Asp	Leu
	290					295					300				,
Tyr	Asp	Lys	Tyr	Ile	Asp	Ile	Lys	Gly	Ile	Pro	Glu	Leu	Ser	Val	Ile
305					310					315					320
		s Ası	. Asp	Lys	Ala	Ile	Glu	Leu	Gly	Ser	Val	Val	Ser	Ile	Ser
				325					330					335	
Lys	. Ala	ı Ile	e Gli	ı Val	Leu	Ser	Asp	Gly	Asn	Leu	Val	Phe	Arg	Lys	Ile
			340)				345	,				350)	
Ala	a Asj	Hi	s Le	u Ası	ı Lys	val	l Ala	. Ser	Pro	Phe	Val	Arg	, Ası	Thr	Ala
		35	5				360)				365	5		
Thi	r Ile	e Gl	y G1;	y Ası	n Ile	e Me	t Met	t Ala	Gli	n Arg	Leu	Pro	Phe	e Glu	ı Ser
	37	0				37	5				380)			
Asj	p Va	1 A1	a Th	r Va	l Lei	ı Le	u Ala	a Ala	a Gl	y Ser	Thr	Va!	l Th	r Val	Gln
38					390					395					400
Va	1 A1	a Se	r Ly	s Ar	g Le	u Cy	s Ph	e Thi	r Le	u Gli	ı Glu	ı Pho	e Le	u Gli	u Gln
				40					41					41	

Pro	Pro	Cys	Asp	Ser	Arg	Thr	Leu	Leu	Leu	Ser	Ile	Phe	[le]	Pro (Glu
			420					425					430		
Trp	Gly	Ser	Asp	Tyr	Val	Thr	Phe	Glu	Thr	Phe	Arg	Ala	Ala	Pro	Arg
		435					440					445			
Pro	Phe	Gly	Asn	Ala	Val	Ser	Tyr	Val	Asn	Ser	Ala	Phe	Leu	Ala	Arg
	450					455					460				
Thr	Ser	Gly	Ser	Leu	Leu	Ile	Glu	Asp	Ile	Cys	Leu	Ala	Phe	Gly	Ala
465					470					475					480
Tyr	Gly	Val	Asp	His	Ala	He	Arg	Ala	Lys	Lys	Val	Glu	Asp	Phe	Leu
				485					490					495	
Lys	Gly	Lys	Ser	Leu	Ser	Ser	Phe	Val	Ile	Leu	Glu	Ala	Ile	Lys	Leu
			500					505					510		
Leu	Lys	Asp	Thr	Val	Ser	Pro	Ser	Glu	Gly	Thr	Thr	His	His	Glu	Tyr
		515					520					525			
Arg	Val	Ser	Leu	Ala	Val	Ser	Phe	Leu	Phe	Ser	Phe	Leu	Ser	Ser	Leu
	530)				535	ı				540				
Ala	Asn	Ser	Ser	Ser	Ala	Pro	Ser	Asn	Ile	Asp	Thr	Pro	Asn	Gly	Ser
545	i				550					5 55				÷	560
Туг	Thi	His	s Glu	ı Thr	Gly	Ser	Asn	Val	Asp	Ser	Pro	Glu	Arg	His	Ile
				565	5				570)				575	
Lys	s Val	l Ası	Ser	: Asr	a Asp	Let	ı Pro	Ile	e Arg	g Ser	Arg	Gln	Glu	Met	Val
			580					585					590		
Phe	e Sei	r Ası	p Glu	и Туі	Lys	s Pro	val	l Gly	y Lys	s Pro	Ile	Lys	Lys	Val	Gly
		59					600					605			
Ala	a Gl	u Il	e Gl	n Ala	a Sei	Gl	y Glı	u Ala	a Val	l Tyr	· Val	Asp) Asp	Ile	Pro
	61					61					620				
A1	a Pr	o Ly	s As	р Су	s Lei	ı Ty	r Gl	y Ala	a Pho	e Ile	Э Туг	: Ser	: Thr	His	Pro
62					630					635					640
иi	c 11	a Hi	s Va	1 Ar	g Sei	r II	e As:	n Ph	e Lv	s Sei	r Sei	r Lei	u Ala	ı Ser	Gln

				645					650				6	655	
Lys	Val	Ile	Thr	Val	Ile	Thr	Ala	Lys	Asp	Ile	Pro	Ser	Gly (Gly (Glu
			660					665					670		
Asn	Ile	Gly	Ser	Ser	Phe	Leu	Met	Gln	Gly	Glu	Ala	Leu	Phe	Ala	Asp
		675					680					685			
Pro	Ile	Ala	Glu	Phe	Ala	Gly	Gln	Asn	Ile	Gly	Val	Val	Ile .	Ala	Glu
	690					695					700				
Thr	Gln	Arg	Tyr	Ala	Asn	Met	Ala	Ala	Lys	Gln	Ala	Val	Val	Glu	Tyr
705					710					715					720
Ser	Thr	Glu	Asn	Leu	Gln	Pro	Pro	Ile	Leu	Thr	Ile	Glu	Asp	Ala	Ile
				725					730					735	
Gln	Arg	Asn	Ser	Tyr	Ile	Gln	Ile	Pro	Pro	Phe	Leu	Ala	Pro	Lys	Pro
			740					745					750		
Val	Gly	Asp	Tyr	Asn	Lys	Gly	Met	Ala	Glu	Ala	Asp	His	Lys	Ile	Leu
		7 55	•				760					765			
Ser	Ala	Glu	ı Val	Lys	Leu	Glu	Ser	Gln	Tyr	Tyr	Phe	Tyr	Met	Glu	Thr
	770	ı				775					780				
Gln	Ala	Ala	ı Lev	ı Ala	Ile	Pro	Asp	Glu	Asp	Asn	Cys	Ile	Thr	Ile	Tyr
785	•				790					795					800
Ser	Ser	Thi	Glr	n Met	Pro	Glu	Leu	Thr	Gln	Asn	Leu	Ile	Ala	Arg	Cys
				805	j				810)				815	
Let	ı Glz	, 116	e Pro	Phe	His	Asn	Val	Arg	Val	Ile	Ser	Arg	Arg	Val	Gly
			820	O				825	•				830	٠	
Gly	y Gly	y Pho	e Gl	y Gly	y Lys	s Ala	Met	Lys	s Ala	Thr	His	Thr	Ala	Cys	Ala
		83	5				840)				845	<u>,</u>		
C y s	s Ala	a Le	u Al	a Ala	a Phe	e Lys	s Lei	ı Arg	g Arg	g Pro	val	Arg	: Met	Tyr	Leu
	850	0				855	5				860)			
As	p Ar	g Ly	s Th	r As	p Me	t Ile	e Me	t Ala	a Gly	y Gl	y Arg	His	s Pro	Met	: Lys
86	5				870)				87	5				880

Ala	Lys	Tyr	Ser	Val	Gly	Phe	Lys	Ser	Asp	Gly	L y s	He	Thr	Ala	Leu
				885					890					895	
His	Leu	Asp	Leu	Gly	Ile	Asn	Ala	Gly	Ile	Ser	Pro	Asp	Val	Ser	Pro
			900					905					910		
Leu	Met	Pro	Arg	Ala	Ile	Ile	Gly	Ala	Leu	Lys	Lys	Tyr	Asn	Trp	Gly
		915					920					925			
Thr	Leu	Glu	Phe	Asp	Thr	Lys	Val	Cys	Lys	Thr	Asn	Val	Ser	Ser	Lys
	930					935					940				
Ser	Ala	Met	Arg	Ala	Pro	Gly	Asp	Val	Gln	Gly	Ser	Phe	Ile	Ala	Glu
945					950					955					960
Ala	Ile	Ile	Glu	His	Val	Ala	Ser	Ala	Leu	Ala	Leu	Asp	Thr	Asn	Thr
				965					970					975	
Val	Arg	Arg	Lys	Asn	Leu	His	Asp	Phe	Glu	Ser	Leu	Glu	Val	Phe	Tyr
			980					985					990		
Gly	Glu	Ser	Ala	Gly	Glu	Ala	Ser	Thr	Tyr	Ser	Leu	Val	Ser	Met	Phe
		995	5				1000					1005			
Asp	Lys	Leu	Ala	Leu	Ser	Pro	Glu	Tyr	Gln	His	Arg	Ala	Ala	Met	Ile
	1010)				1015	,				1020				
Glu	ı Gln	Phe	e Asn	Ser	Ser	Asn	Lys	Trp	Lys	Lys	Arg	Gly	Ile	Ser	Cys
1025	5				1030	•				1035	i				1040
Va:	l Pro	Ala	1 Thr	Туг	Glu	ı Val	Asn	Leu	Arg	Pro	Thr	Pro	Gly	Lys	Val
				1045	5				1050)				1055	j
Se	r Ile	e Met	t Ası	n Ası	Gly	, Sei	rIle	e Ala	Val	Glu	ı Val	Gly	Gly	Ile	Glu
			1060)				1065	j				1070)	
I 1	e Gl	y Gli	n Gly	y Lei	ı Trı	Th	r Lys	s Val	Lys	s Glr	n Met	Thi	Ala	Phe	e Gly
		107	5				1080)				1085	5		
Lе	u Gl			u Cy	s Pro	o Asj	p Gly	y Gl	y Gli	u Cy:	s Lei	ı Leı	ı Ası	Ly:	s Val
	109	y G1:	n Lei			109	5				1100)			s Val t Thr

1105				1	110				1	115				1	120
Ala	Gly	Ser	Thr	Thr	Ser	Glu	Thr	Ser	Cys	Glu	Thr	Val	Arg	Gln	Ser
			1	125				1	130				1	135	
Cys	Val	Ala	Leu	Val	Glu	Lys	Leu	Asn	Pro	Ile	Lys	Glu	Ser	Leu	Glu
]	1140				1	145				-	1150		
Ala	Lys	Ser	Asn	Thr	Val	Glu	Trp	Ser	Ala	Leu	Ile	Ala	Gln	Ala	Ser
	1	1155]	1160					1165			
Met	Ala	Ser	Val	Asn	Leu	Ser	Ala	Gln	Pro	Tyr	Trp	Thr	Pro	Asp	Pro
1	1170]	1175				-	1180				
Ser	Phe	Lys	Ser	Tyr	Leu	Asn	Tyr	Gly	Ala	Gly	Thr	Ser	Glu	Val	Glu
1185					1190					1195					1200
Val	Asp	Ile	Leu	Thr	Gly	Ala	Thr	Thr	Ile	Leu	Arg	Ser	Asp	Leu	Val
				1205					1210					1215	
Tyr	Asp	Cys	Gly	Gln	Ser	Leu	Asn	Pro	Ala	Val	Asp	Leu	Gly	Gln	Ile
			1220					1225					1230		
Glu	Gly	Cys	Phe	Val	Gln	Gly	Ile	Gly	Phe	Phe	Thr	Asn	Glu	Asp	Tyr
		1235					1240					1245			
Lys	Thr	Asn	Ser	Asp	Gly	Leu	Val	Ile	His	Asp	Gly	Thr	Trp	Thr	Tyr
	1250					1255					1260				
Lys	Ile	Pro	Thr	Val	Asp	Asn	Ile	Pro	Lys	Glu	Phe	Asn	Val	Glu	Met
1265					1270					1275					1280
Phe	Asn	Ser	Ala	Pro	Asp	Lys	Lys	Arg	Val	Leu	Ser	Ser	Lys	Ala	Ser
				1285	ı				1290)				1295	•
Gly	Glu	Pro	Pro	Leu	Val	Leu	Ala	Thr	Ser	Val	His	Cys	Ala	Met	Arg
			1300					1305					1310		
Glu	Ala	Ile	e Arg	Ala	Ala	Arg	Lys	Glu	Phe	e Ser	Val	Sei	Thr	Ser	Pro
		1315					1320					1325			
Ala	L y s	Ser	Ala	\Val	Thr	Phe	Gln	Met	. Asp	Val			Thr	Met	Pro
	1330)				1335	5				1340)			

Val Val Lys Glu Leu Cys Gly Leu Asp Val Val Glu Arg Tyr Leu Glu

1345

1350

1355

Asn Val Ser Ala Ala Ser Ala Gly Pro Asn Thr Ala Lys Ala

[0069]

配列番号: 2

配列の長さ:4,412

配列の形:核酸

鎖の数:一本鎖

トポロジー:直鎖状

配列の種類:cDNA to mRNA

配列の起源:

生物名:トウモロコシ (Zea mays L.)

株名: 品種 ゴールデンクロスバンタム70

配列の特徴:

特徴を示す記号: CDS

存在位置:46..4120 (終始コドンを含む)

特徴を決定した方法:E

配列

GTG	CTG	TGT	TGT	GCT	GTG	CTG	CGT	GCT	GTG	GAG	GGG	GAG	GAG	GAG	ATG	48
GGG	AAG	GAG	GCA	GGG	GCA	GCG	GAG	TCG	TCG	ACG	GTG	GTG	CTG	GCC	GTC	96
AAC	GGC	AAG	CGC	TAC	GAG	GCG	GCC	GGC	GTG	GCT	CCG	TCC	ACG	TCG	CTG	144
CTG	GAG	TTC	CTC	CGC	ACC	CAG	ACG	CCC	GTC	AGA	GGC	CCC	AAG	CTC	GGC	192
TGC	GGC	GAA	GGT	GGC	TGC	GGT	GCA	TGC	GTG	GTC	CTC	GTC	TCC	AAG	TAC	240
GAC	CCG	GCC	ACG	GAC	GAG	GTG	ACC	GAG	TTC	TCT	GCC	AGC	TCC	TGC	ĊTG	288
ACG	CTG	CTC	CAC	AGC	GTG	GAC	CGC	TGC	TCA	GTG	ACC	ACC	AGC	GAG	GGA	336
ATC	GGC	AAC	ACC	AGG	GAT	GGC	TAC	CAC	CCC	GTG	CAG	CAG	CGC	CTC	TCC	384
GGC	TTC	CAC	GCC	TCG	CAG	TGC	GGC	TTC	TGC	ACA	CCC	GGC	ATG	TGC	ATG	432
TCC	ATC	TTC	TCC	GCC	CTT	GTC	AAG	GCC	GAC	AAC	AAG	TCC	GAT	CGC	CCG	480
GAC	CCT	CCT	GCT	GGC	TTC	TCC	AAG	ATC	ACT	ACC	TCG	GAG	GCA	GAG	AAG	528

GCT GTC TCG GGC AAC CTT TGT CGT TGC ACC GGA TAC AGA CCC ATT GTT 576 GAC ACC TGC AAA AGC TTT GCC TCT GAT GTT GAC CTC GAG GAC CTA GGC 624 CTC AAC TGT TTC TGG AAG AAG GGC GAA GAA CCT GCA GAA GTC AGC AGG 672 CTG CCG GGG TAC AAC AGC GGT GCC GTC TGC ACC TTT CCA GAG TTT CTC 720 AAA TCC GAA ATC AAG TCT ACT ATG AAG CAG GTG AAC GAT GTC CCC ATT 768 GCA GCC TCA GGT GAT GGC TGG TAC CAT CCT AAG AGC ATT GAA GAG CTT 816 CAC AGG TTG TTT GAT TCC AGC TGG TTT GAT GAC AGT TCT GTG AAG ATT 864 GTT GCT TCA AAC ACT GGG TCT GGA GTG TAC AAG GAT CAG GAC CTC TAC 912 GAC AAG TAC ATT GAC ATC AAA GGA ATC CCA GAG CTT TCA GTC ATC AAT 960 AAA AAC GAC AAA GCA ATT GAG CTT GGA TCA GTT GTG TCC ATC TCT AAA 1008 GCT ATT GAA GTG CTG TCA GAT GGA AAT TTG GTC TTC AGA AAG ATT GCT 1056 GAT CAC CTC AAC AAA GTG GCT TCA CCG TTT GTT CGG AAC ACT GCA ACC 1104 ATA GGA GGA AAC ATA ATG ATG GCA CAA AGG TTG CCA TTT GAA TCG GAT 1152 GTT GCA ACC GTG CTC CTA GCT GCG GGT TCG ACA GTC ACA GTC CAG GTG 1200 GCT TCC AAA AGG CTG TGC TTC ACT CTG GAG GAA TTC TTG GAA CAA CCT 1248 CCA TGT GAT TCT AGG ACC CTG CTG CTG AGC ATA TTT ATC CCA GAA TGG 1296 GGT TCA GAC TAT GTC ACC TTT GAG ACT TTC CGA GCC GCC CCA CGA CCA 1344 TTT GGA AAT GCT GTC TCT TAT GTA AAC TCT GCT TTC TTG GCA AGG ACA 1392 TCA GGC AGC CTT CTA ATT GAG GAT ATA TGC TTG GCA TTT GGT GCC TAC 1440 GGA GTC GAT CAT GCC ATC AGA GCT AAG AAG GTT GAA GAT TTC TTG AAG 1488 GGA AAA TCG CTG AGC TCA TTT GTG ATA CTT GAA GCA ATT AAA CTA CTC 1536 AAA GAT ACC GTT TCA CCA TCA GAA GGC ACT ACA CAT CAT GAA TAC AGG 1584 GTC AGC TTG GCT GTC AGT TTC TTG TTC AGT TTC TTA TCT TCC CTT GCC 1632 AAC AGT TCG AGT GCA CCA TCA AAT ATT GAT ACT CCC AAT GGG TCA TAT 1680 ACT CAT GAA ACT GGT AGC AAT GTG GAC TCA CCT GAG AGG CAT ATT AAG 1728 GTT GAC AGC AAT GAT TTG CCA ATT CGT TCA AGA CAA GAA ATG GTT TTC 1776 AGC GAT GAG TAC AAG CCT GTT GGC AAG CCG ATC AAG AAA GTC GGG GCA 1824 GAG ATC CAA GCA TCA GGG GAG GCT GTG TAC GTT GAT GAT ATC CCT GCT 1872 CCC AAG GAT TGC CTC TAT GGA GCA TTT ATC TAC AGC ACA CAT CCT CAT 1920 GCT CAT GTG AGA AGT ATC AAC TTC AAA TCA TCC TTG GCT TCA CAG AAG 1968 GTC ATC ACA GTT ATA ACC GCA AAG GAT ATT CCA AGC GGT GGA GAA AAT 2016 ATT GGA AGC AGC TTC CTG ATG CAA GGA GAA GCA CTA TTT GCA GAT CCA 2064 ATC GCT GAA TTT GCT GGT CAA AAT ATT GGT GTC GTG ATT GCT GAA ACA 2112 CAA AGA TAT GCT AAT ATG GCT GCA AAG CAA GCT GTT GTT GAG TAT AGC 2160 ACA GAA AAT CTG CAG CCA CCA ATT CTG ACA ATA GAA GAT GCC ATC CAA 2208 AGA AAC AGC TAC ATC CAA ATT CCC CCA TTT TTA GCT CCA AAG CCA GTT 2256 GGT GAC TAC AAC AAA GGG ATG GCT GAA GCA GAC CAC AAG ATT CTA TCA 2304 GCA GAG GTA AAA CTT GAA TCC CAG TAC TAC TTC TAC ATG GAA ACT CAA 2352 GCA GCA CTA GCG ATT CCT GAT GAA GAT AAC TGC ATA ACA ATC TAT TCC 2400 TCG ACA CAA ATG CCT GAG CTC ACA CAA AAT TTG ATA GCA AGG TGT CTT 2448 GGC ATT CCA TTT CAC AAT GTC CGT GTC ATC AGC AGA AGA GTA GGA GGA 2496 GGC TTT GGT GGA AAG GCA ATG AAA GCA ACG CAT ACT GCA TGT GCA TGT 2544 GCC CTT GCT GCC TTC AAG CTG CGG CGT CCA GTT AGG ATG TAC CTC GAT 2592 CGC AAG ACG GAC ATG ATA ATG GCT GGA GGG AGA CAT CCA ATG AAG GCG 2640 AAG TAC TCT GTT GGG TTC AAG TCA GAT GGC AAG ATC ACA GCC TTG CAC 2688 CTA GAT CTT GGA ATC AAT GCT GGA ATA TCA CCA GAT GTG AGT CCA TTG 2736 ATG CCA CGT GCT ATC ATA GGA GCT CTC AAA AAG TAC AAC TGG GGC ACT 2784 CTT GAA TTT GAC ACC AAG GTC TGC AAG ACA AAT GTC TCA TCA AAG TCA 2832 GCA ATG CGA GCT CCT GGA GAT GTG CAG GGC TCT TTC ATC GCT GAA GCC 2880 ATC ATC GAG CAT GTT GCC TCA GCA CTC GCA CTA GAC ACT AAC ACC GTC 2928 AGG AGG AAG AAC CTT CAT GAT TTT GAA AGC CTT GAA GTT TTC TAT GGA 2976 GAA AGT GCA GGT GAA GCT TCT ACA TAC AGC CTG GTT TCC ATG TTT GAC 3024 AAG CTG GCC TTG TCT CCA GAA TAC CAG CAC AGG GCT GCA ATG ATT GAG 3072 CAG TTC AAT AGC AGC AAC AAA TGG AAG AAA CGC GGC ATT TCT TGT GTG 3120 CCA GCC ACT TAT GAG GTT AAT CTT CGA CCA ACT CCA GGC AAG GTG TCA 3168 ATC ATG AAT GAT GGT TCC ATC GCT GTC GAG GTT GGA GGA ATT GAG ATA 3216 GGT CAA GGA TTG TGG ACT AAA GTG AAG CAG ATG ACG GCC TTT GGA CTG 3264 GGA CAG CTG TGT CCT GAT GGT GGC GAA TGC CTT CTG GAC AAG GTT CGG 3312 GTT ATC CAG GCA GAC ACA TTA AGC CTG ATC CAA GGA GGT ATG ACT GCT 3360 GGG AGC ACC ACT TCT GAA ACT AGC TGT GAA ACA GTT CGG CAA TCT TGT 3408 GTT GCA CTG GTT GAG AAG CTG AAC CCT ATC AAG GAG AGT CTC GAA GCT 3456 AAG TCC AAC ACA GTG GAA TGG AGT GCC TTG ATT GCT CAG GCA AGC ATG 3504 GCG AGT GTG AAC CTA TCA GCA CAG CCG TAC TGG ACT CCT GAT CCA TCT 3552 TTC AAG AGC TAC TTG AAC TAC GGA GCT GGC ACC AGT GAG GTG GAA GTT 3600 GAT ATC CTA ACA GGA GCA ACC ACA ATT CTG CGA AGC GAC CTG GTG TAT 3648 GAC TGC GGG CAG AGC CTA AAC CCT GCT GTA GAC TTG GGC CAG ATC GAG 3696 GGC TGC TTT GTC CAA GGA ATA GGG TTC TTC ACG AAC GAG GAC TAC AAG 3744 ACG AAT TCC GAC GGG TTG GTC ATC CAC GAC GGC ACA TGG ACG TAC AAG 3792 ATC CCC ACG GTG GAT AAT ATC CCG AAG GAG TTC AAT GTT GAG ATG TTT 3840 AAC AGC GCC CCT GAC AAG AAG CGT GTC CTA TCT TCC AAA GCG TCG GGC 3888 GAG CCG CCG CTG GTT CTC GCA ACC TCG GTG CAC TGC GCG ATG AGG GAG 3936 GCC ATC AGG GCG GCG AGG AAG GAG TTC TCG GTC AGC ACC AGC CCC GCG 3984 AAA TCC GCC GTC ACA TTC CAG ATG GAC GTG CCG GCG ACG ATG CCT GTC 4032 GTC AAG GAG CTC TGC GGC CTC GAC GTC GTG GAG AGG TAC CTC GAG AAC 4080 GTG TCT GCC GCC AGT GCC GGC CCA AAC ACA GCG AAA GCA TAG ATC CAG 4128 CAG GCC TCA GGG TGC AGT CGG CGC ACT GCC AGA GAT GAT GTG TGC TGC 4176 CCT GAT GTA CAG ACA GTA CAG TAC AGA GGA GAG AGA ATT GGG GGA ACT 4224 CAG GAA CTG CGA GGA GCG ATG AAC AGT ATA TAG AGT GAA AAA TAA AAG 4272 TGC TTC GTA CTA ATA ATC ACT AGA AAA AAT TAT GCA CAT CTC CCA CGC 4320 ACT ACC GGC ACG ACT GTT GAA TAT TTT GTA AAA TAA GAT GTC ATA AGC 4368 4412

[0070]

配列番号:3

配列の長さ:1,349

配列の形:アミノ酸

トポロジー:直鎖状

配列の種類:タンパク質

配列の起源:

生物名:トウモロコシ (Zea mays L.)

株名: 品種 ゴールデンクロスバンタム70

酉

记列															
				5					10					15	
Met	Glu	Met	Gly	Lys	Ala	Ala	Ala	Val	Val	Leu	Ala	Val	Asn	Gly	Lys
			20					25					30		
Arg	Tyr	Glu	Ala	Ala	Gly	Val	Asp	Pro	Ser	Thr	Thr	Leu	Leu	Glu	Phe
		35					40					45			
Leu	Arg	Thr	His	Thr	Pro	Val	Arg	Gly	Pro	Lys	Leu	Gly	Cys	Gly	Glu
	50					55					60				
Gly	Gly	Cys	Gly	Ala	Cys	Val	Val	Leu	Val	Ser	Lys	Tyr	Asp	Pro	Ala
65					70					75					80
Thr	Asp	Glu	Val	Thr	Glu	Phe	Ser	Ala	Ser	Ser	Cys	Leu	Thr	Leu	Leu
				85					90					95	
His	Ser	Val	Asp	Arg	Cys	Ser	Val	Thr	Thr	Ser	Glu	Gly	Ile	Gly	Asn
			100					105					110		
Thr	Lys	Asp	Gly	Tyr	His	Pro	Val	Gln	Gln	Arg	Leu	Ser	Gly	Phe	His
		115	ı				120					125			
Ala	Ser	Gln	Cys	Gly	Phe	Cys	Thr	Pro	Gly	Met	Cys	Met	Ser	Ile	Phe
	130	١				135					140				
Ser	Ala	Leu	Val	Lys	Ala	Asp	Lys	Ala	Ala	Asn	Arg	Pro	Ala	Pro	Pro
145					150)				155					160
Ala	Gly	Phe	e Ser	Lys	Leu	Thr	Ser	Ser	Glu	Ala	Glu	Lys	Ala	Val	Ser
				165	<u>;</u>				170	ı				175	
Gly	AST	ı Leı	ı Cys	s Arg	Cys	Thr	Gly	Tyr	Arg	Pro	Ile	Val	Asp	Ala	Cys
			180)				185	•				190)	
Lys	s Ser	Phe	e Ala	a Ala	. Asp	val	Asp	Leu	ı Glu	ı Asp	Leu	Glz	, Leu	ı Asn	Cys
		19	5				200)				205	5		

Phe	Trp	Lys	Lys	Gly	Asp	Glu	Pro	Ala	Asp	Val	Ser	Lys	Leu	Pro	Gly
	210					215					220				
Tyr	Asn	Ser	Gly	Asp	Val	Cys	Thr	Phe	Pro	Asp	Phe	Leu	Lys	Ser	Glu
225					230					235					240
Met	Lys	Ser	Ser	Ile	Gln	Gln	Ala	Asn	Ser	Ala	Pro	Val	Pro	Val	Ser
				245					250					255	
Asp	Asp	Gly	Trp	Tyr	Arg	Pro	Arg	Ser	Ile	Asp	Glu	Leu	His	Arg	Leu
			260					265					270		
Phe	Gln	Ser	Ser	Ser	Phe	Asp	Glu	Asn	Ser	Val	Lys	Ile	Val	Ala	Ser
		275					280					285			
Asn	Thr	Gly	Ser	Gly	Val	Tyr	Lys	Asp	Gln	Asp	Leu	Tyr	Asp	Lys	Tyr
	290					295					300				
Ile	Asp	Ile	Lys	Gly	Ile	Pro	Glu	Leu	Ser	Val	Ile	Asn	Arg	Asn	Asp
305					310					315					320
Lys	Gly	Ile	Glu	Leu	Gly	Ser	Val	Val	Ser	Ile	Ser	Lys	Ala	Ile	Glu
				325					330					335	
Val	Leu	. Ser	Asp	Gly	Asn	Leu	ı Val	Phe	Arg	Lys	Ile	Ala	Gly	His	Leu
			340)				345	i				350		
Asn	Lys	. Val	Ala	Ser	Pro	Phe	e Val	Arg	Asn	Thr	Ala	Thr	Ile	Gly	Gly
		355	5				360)				365	•		
Asr	ı Ile	e Val	l Met	. Ala	Glr	Arg	g Leu	Pro	Phe	Ala	Ser	Asp	Ile	Ala	Thr
	370)				375	5				380)			
Ile	e Lei	ı Lei	u Ala	a Ala	Gly	y Sei	r Thr	· Val	Thr	Ile	Glr	ı Val	Ala	Ser	Lys
385	5				390)				395	j				400
Arg	g Lei	u Cy:	s Phe	e Thi	r Lei	ı Glı	u Glu	ı Phe	e Lei	ı Glr	ı Glı	n Pro	Pro	Cys	s Asp
				405	5				410)				415	5
Se	r Arı	g Th	r Lei	u Lei	ı Leı	u Se	r Ile	e Phe	e Ile	e Pro	Gli	u Trj	p Gly	, Sei	: Asn
			420	0				42	5				430)	
Ası	b Va	l Th	r Pho	e Gli	u Thi	r Ph	e Arı	g Ala	a Ala	a Pro	o Ar	g Pro	o Lei	ı Gl	y Asn

		435					440					445			
Ala	Val	Ser	Tyr	Val	Asn	Ser	Ala	Phe	Leu	Ala	Arg	Thr	Ser	Leu	Asp
	4 50					455					460				
Ala	Ala	Ser	Lys	Asp	His	Leu	Ile	Glu	Asp	Ile	Cys	Leu	Ala	Phe	Gly
465					470					475					480
Ala	Tyr	Gly	Ala	Asp	His	Ala	Ile	Arg	Ala	Arg	Lys	Val	Glu	Asp	Tyr
				485					490					495	
Leu	Lys	Gly	Lys	Thr	Val	Ser	Ser	Ser	Val	Ile	Leu	Glu	Ala	Val	Arg
			500					505					510		
Leu	Leu	Lys	Gly	Ser	Ile	Lys	Pro	Ser	Glu	Gly	Ser	Thr	His	Pro	Glu
		515					520					525			
Tyr	Arg	Ile	Ser	Leu	Ala	Val	Ser	Phe	Leu	Phe	Thr	Phe	Leu	Ser	Ser
	530					535					540				
Leu	Ala	Asn	Ser	Leu	Asn	Glu	Ser	Ala	Lys	Val	Ser	Gly	Thr	Asn	Glu
545					550					555					560
His	Ser	Pro	Glu	Lys	Gln	Leu	Lys	Leu	Asp	Ile	Asn	Asp	Leu	Pro	Ile
	-			565					570					575	
Arg	Ser	Arg	Gln	Glu	Ile	Phe	Phe	Thr	Asp	Ala	Tyr	Lys	Pro	Val	Gly
			580					585					590		
Lys	Ala	Ile	Lys	Lys	Ala	Gly	Val	Glu	Ile	Gln	Ala	Ser	Gly	Glu	Ala
		595	•				600					605			
Val	Tyr	Val	Asp	Asp	Ile	Pro	Ala	Pro	Lys	Asp	Cys	Leu	Tyr	Gly	Ala
	610)				615					620				
Phe	Ile	Tyr	Ser	Thr	His	Pro	His	Ala	His	Val	Lys	Ser	Ile	Asn	Phe
625					630					635					640
Lys	Pro	Ser	Leu	Ala	Ser	Gln	Lys	Ile	lle	Thr	Val	Ile	Thr	Ala	Lys
				645					650					655	
Asp	Ile	Pro	Ser	Gly	, G13	/ Gln	Asn	Val	Gly	туг	Ser	Phe	Pro	Met	Ile
			660	١				665	5				670)	

Gly	Glu	Glu	Ala	Leu	Phe	Ala	Asp	Pro	Val	Ala	Glu	Phe	Ala	Gly	Gln
		675					680					685			
Asn	Ile	Gly	Val	Val	Ile	Ala	Gln	Thr	Gln	Lys	Tyr	Ala	Tyr	Met	Ala
	690					695					700				
Ala	Lys	Gln	Ala	Ile	Ile	Glu	Tyr	Ser	Thr	Glu	Asn	Leu	Gln	Pro	Pro
705					710					715					720
Ile	Leu	Thr	Ile	Glu	Asp	Ala	Ile	Glu	Arg	Ser	Ser	Phe	Phe	Gln	Thr
	? . .			725					730					735	
Leu	Pro	Phe	Val	Ala	Pro	Lys	Pro	Val	Gly	Asp	Tyr	Asp	Lys	Gly	Met
			740					745					750		
Ser	Glu	Ala	Asp	His	Lys	Ile	Leu	Ser	Ala	Glu	Val	Lys	Ile	Glu	Ser
		755					760					765			
Gln	Tyr	Phe	Phe	Tyr	Met	Glu	Pro	Gln	Val	Ala	Leu	Ala	Ile	Pro	Asp
	770					77 5					780				
Glu	Asp	Asn	Cys	Ile	Thr	Ile	Tyr	Phe	Ser	Thr	Gln	Leu	Pro	Glu	Ser
7 85					790					7 95					800
Thr	Gln	Asn	Val	Val	Ala	Lys	Cys	Val	Gly	Ile	Pro	Phe	His	Asn	Val
				805					810					815	
Arg	Val	Ile	Thr	Arg	Arg	Val	Gly	Gly	Gly	Phe	Gly	Gly	Lys	Ala	Leu
			820					825					830		
Lys	Ser	Met	His	Val	Ala	Cys	Ala	Cys	Ala	Val	Ala	Ala	Leu	Lys	Leu
		835					840					845			
Gln	Arg	Pro	Val	Arg	Met	Tyr	Leu	Asp	Arg	Lys	Thr	Asp	Met	Ile	Met
	850					855					860				
Ala	Gly	Gly	Arg	His	Pro	Met	Lys	Val	Lys	Tyr	Ser	Val	Gly	Phe	Lys
865					870					875					880
Ser	Asn	Gly	Lys	Ile	Thr	Ala	Leu	His	Leu	Asp	Leu	Gly	Ile		
				885					890					895	
Glv	Tle	Ser	Pro	ASD	Met	Ser	Pro	Met	Ile	Ala	Ala	Pro	Val	Ile	Gly

			900					905					910		
Ser	Leu	Lys	Lys	Tyr	Asn	Trp	Gly	Asn	Leu	Ala	Phe	Asp	Thr	Lys	Val
		915					920					925			
Cys	Lys	Thr	Asn	Val	Ser	Ser	Lys	Ser	Ser	Met	Arg	Ala	Pro	Gly	Asp
	930					935					940				
Ala	Gln	Gly	Ser	Phe	Ile	Ala	Glu	Ala	Ile	Ile	Glu	His	Val	Ala	Ser
945					950					955					960
Ala	Leu	Ser	Ala	Asp	Thr	Asn	Thr	Ile	Arg	Arg	Lys	Asn	Leu	His	Asp
				965					970					975	
Phe	Glu	Ser	Leu	Ala	Val	Phe	Phe	Gly	Asp	Ser	Ala	Gly	Glu	Ala	Ser
			980					985					990		
Thr	Tyr	Ser	Leu	Val	Thr	Met	Phe	Asp	Lys	Leu	Ala	Ser	Ser	Pro	Glu
		995					1000				1005				
Tyr	Gln	His	Arg	Ala	Glu	Met	Val	Glu	Gln	Phe	Asn	Arg	Ser	Asn	Lys
	1010					1015					1020				
Trp	Lys	Lys	Arg	Gly	Ile	Ser	Cys	Val	Pro	Val	Thr	Tyr	Glu	Val	Gln
1025					1030					1035					1040
Leu	Arg	Pro	Thr	Pro	Gly	Lys	Val	Ser	Ile	Met	Asn	Asp	Gly	Ser	Ile
				1045					1050					1055	
Ala	Val	Glu	Val	Gly	Gly	Val	Glu	Leu	Gly	Gln	Gly	Leu	Trp	Thr	Lys
			1060					1065					1070		
Val	Lys	Gln	Met	Thr	Ala	Phe	Gly	Leu	Gly	Gln				Gly	Gly
		1075					1080					1085			
Gly	Glu	Ser	Leu	Leu	Asp	Lys	Val	Arg	Val	Ile			Asp	Thr	Leu
	1090					1095					1100				_
Ser	Met	: Ile	Gln	Gly	Gly	Val	Thr	Gly	Gly	Ser	Thr	Thr	Ser	Glu	Thr
1105					1110					1115					1120
Ser	Cys	s Glu	ı Ala	\Val	Arg	Lys	Ser	Cys	val	Ala	Let	ı Val	Glu		Leu
				1125	;				1130)				1135	5

Lys Pro Ile Lys Glu Asn Leu Glu Ala Lys Thr Gly Thr Val Glu Trp Ser Ala Leu Ile Ala Gin Ala Ser Met Ala Ser Val Asn Leu Ser Ala His Ala Tyr Trp Thr Pro Asp Pro Thr Phe Thr Ser Tyr Leu Asn Tyr Gly Ala Gly Thr Ser Glu Val Glu Ile Asp Val Leu Thr Gly Ala Thr Thr Ile Leu Arg Ser Asp Leu Val Tyr Asp Cys Gly Gln Ser Leu Asn Pro Ala Val Asp Leu Gly Gln Val Glu Gly Ala Phe Val Gln Gly Val Gly Phe Phe Thr Asn Glu Glu Tyr Ala Thr Asn Ser Asp Gly Leu Val Ile His Asp Gly Thr Trp Thr Tyr Lys Ile Pro Thr Val Asp Thr Ile Pro Lys Gln Phe Asn Val Glu Leu Ile Asn Ser Ala Arg Asp Gln Lys Arg Val Leu Ser Ser Lys Ala Ser Gly Glu Pro Pro Leu Leu Ala Ser Ser Val His Cys Ala Met Arg Glu Ala Ile Arg Ala Ala Arg Lys Glu Phe Ser Val Cys Thr Gly Pro Ala Asn Ser Ala Ile Thr Phe Gln Met Asp Val Pro Ala Thr Met Pro Val Val Lys Glu Leu Cys Gly Leu Asp Val Val Glu Arg Tyr Leu Glu Ser Val Ser Ala Ala Ser Pro Thr Asn Thr Ala Lys Ala

[0071]

配列番号: 4

配列の長さ:4,359

配列の形:核酸

鎖の数:一本鎖

トポロジー:直鎖状

配列の種類:cDNA to mRNA

配列の起源:

生物名:トウモロコシ (Zea mays L.)

株名:品種 ゴールデンクロスバンタム70

配列の特徴:

特徴を示す記号: CDS

存在位置:91..4138 (終始コドンを含む)

特徴を決定した方法:E

配列

CCG	GCT	CTC	TCG	GTG	CAG	ACG	TCC	GGG	ACT	AGT	ACG	TGG	ATC	GGG	CCG	48
GGG	GCA	ACT	CGA	GTC	GTC	AAG	AAG	GCT	GCT	ACC	TGC	TAG	AGG	ATG	GAG	96
ATG	GGG	AAG	GCG	GCG	GCG	GTG	GTG	CTG	GCG	GTG	AAC	GGC	AAG	CGG	TAC	144
GAG	GCC	GCC	GGC	GTG	GAC	CCG	TCG	ACG	ACG	CTG	CTG	GAG	TTC	CTG	CGC	192
ACC	CAC	ACG	CCC	GTC	AGG	GGG	CCC	AAG	CTC	GGC	TGC	GGC	GAA	GGT	GGC	240
TGC	GGT	GCA	TGC	GTT	GTG	CTT	GTC	TCG	AAG	TAC	GAC	CCA	GCC	ACC	GAC	288
GAG	GTG	ACC	GAG	TTC	TCA	GCG	AGC	TCC	TGC	CTG	ACG	CTG	CTC	CAT	AGC	336
GTG	GAC	CGC	TGC	TCG	GTG	ACC	ACC	AGC	GAG	GGC	ATT	GGC	AAC	ACC	AAG	384
GAT	GGC	TAC	CAC	CCT	GTG	CAG	CAG	CGC	CTC	TCC	GGC	TTC	CAC	GCC	TCC	432
CAG	TGC	GGT	TTC	TGC	ACG	CCC	GGC	ATG	TGC	ATG	TCC	ATC	TTC	TCT	GCG	480
CTT	GTC	AAA	GCC	GAC	AAG	GCG	GCC	AAC	CGG	CCA	GCC	CCA	CCG	GCC	GGC	528
TTC	TCC	AAG	CTC	ACT	TCC	TCG	GAG	GCT	GAG	AAG	GCT	GTC	TCT	GGC	AAC	576
CTG	TGC	CGC	TGC	ACA	GGG	TAC	AGG	CCC	ATC	GTC	GAC	GCC	TGT	AAG	AGC	624
TTC	GCA	GCC	GAT	GTT	GAT	CTT	GAG	GAC	CTG	GGC	CTC	AAC	TGC	TTC	TGG	672

AAG AAG GGT GAT GAG CCT GCA GAT GTC AGC AAG CTG CCA GGC TAC AAC 720 AGT GGT GAC GTC TGC ACT TTC CCT GAC TTT CTC AAA TCT GAG ATG AAG 768 TCC TCA ATT CAG CAG GCT AAC AGC GCT CCA GTT CCT GTT TCT GAC GAC 816 GGC TGG TAC CGT CCT AGG AGC ATT GAC GAG CTT CAC AGG TTG TTT CAA 864 TCT AGC TCC TTC GAT GAA AAT TCC GTG AAG ATA GTG GCT TCA AAC ACT 912 GGG TCT GGA GTG TAC AAG GAT CAG GAC CTT TAT GAC AAG TAC ATT GAC 960 ATC AAA GGA ATC CCA GAG CTT TCA GTC ATC AAC AGA AAC GAC AAA GGA 1008 ATT GAG CTT GGA TCA GTT GTG TCC ATC TCT AAA GCT ATT GAG GTG CTG 1056 TCA GAT GGA AAT CTC GTC TTC AGA AAG ATT GCT GGT CAC CTG AAC AAA 1104 GTG GCT TCA CCG TTT GTT CGG AAC ACT GCA ACC ATA GGT GGA AAC ATA 1152 GTC ATG GCA CAA AGA TTG CCA TTC GCA TCG GAC ATT GCA ACC ATA CTA 1200 CTA GCT GCA GGT TCA ACA GTC ACA ATC CAG GTG GCT TCC AAA AGG CTG 1248 TGC TTC ACT CTG GAG GAG TTC TTG CAG CAG CCT CCA TGC GAT TCT AGG 1296 ACC CTG CTG AGC ATA TTT ATC CCG GAA TGG GGC TCA AAT GAT GTC 1344 ACC TTT GAG ACT TTC CGA GCA GCA CCT CGT CCA CTT GGC AAT GCT GTC 1392 TCA TAT GTC AAT TCA GCT TTC TTG GCA AGG ACT TCA TTG GAT GCA GCA 1440 TCA AAG GAC CAT CTC ATC GAG GAT ATA TGT CTG GCG TTC GGT GCT TAT 1488 GGA GCT GAT CAT GCT ATT AGA GCT AGA AAG GTT GAG GAT TAC CTG AAG 1536 GGC AAA ACA GTG AGC TCG TCT GTC ATA CTT GAA GCT GTT CGG TTG CTT 1584 AAA GGG TCT ATT AAA CCA TCA GAA GGC TCA ACA CAT CCT GAG TAT AGA 1632 1680 ATT AGC TTG GCT GTC AGT TTC TTG TTT ACC TTC CTA TCC TCC CTT GCC AAC AGC TTG AAT GAA TCT GCA AAG GTT AGT GGT ACC AAC GAG CAC TCA 1728 CCA GAG AAG CAA CTC AAG TTG GAC ATC AAT GAT TTG CCA ATA CGA TCA 1776 AGA CAA GAA ATA TTT TTC ACT GAT GCA TAT AAG CCA GTT GGC AAA GCA 1824 ATT AAG AAA GCT GGG GTA GAG ATC CAA GCT TCA GGG GAA GCT GTG TAC 1872 GTT GAT GAT ATC CCT GCT CCC AAA GAT TGC CTC TAT GGG GCA TTT ATT 1920 TAT AGC ACA CAC CCT CAT GCA CAT GTA AAG TCA ATC AAC TTT AAA CCA 1968 TCT TTG GCT TCA CAG AAG ATC ATC ACA GTT ATC ACT GCA AAG GAT ATT 2016 CCC AGC GGT GGA CAA AAT GTT GGT TAT AGC TTC CCG ATG ATT GGA GAA 2064 GAA GCA CTT TTT GCA GAT CCA GTT GCT GAA TTT GCT GGT CAA AAT ATT 2112 GGT GTC GTG ATT GCT CAA ACA CAG AAG TAT GCC TAC ATG GCG GCA AAG 2160 CAA GCC ATC ATT GAG TAT AGC ACA GAA AAT CTG CAG CCA CCA ATT CTG 2208 ACA ATA GAA GAT GCA ATT GAA CGA AGC AGC TTC TTC CAA ACC CTC CCA 2256 TTT GTA GCT CCT AAG CCA GTT GGT GAT TAC GAC AAA GGG ATG TCT GAA 2304 GCT GAT CAC AAG ATT TTA TCG GCA GAG GTA AAA ATT GAA TCC CAA TAC 2352 TTT TTC TAC ATG GAG CCA CAA GTG GCG CTA GCT ATT CCT GAT GAA GAT 2400 AAC TGC ATA ACC ATC TAT TTT TCG ACA CAA TTA CCT GAG TCC ACA CAA 2448 AAT GTG GTT GCA AAG TGC GTT GGC ATT CCA TTT CAC AAT GTC CGT GTA 2496 ATC ACC AGA AGG GTC GGA GGC TTT GGT GGA AAA GCA TTG AAA TCA 2544 ATG CAT GTT GCA TGT GCA GTT GCT GCA TTG AAG CTA CAA CGT 2592 CCA GTT CGG ATG TAC CTC GAT CGC AAG ACA GAC ATG ATA ATG GCA GGC 2640 GGG CGG CAT CCT ATG AAG GTG AAG TAC TCT GTT GGG TTC AAG TCA AAC 2688 GGC AAG ATC ACA GCC TTA CAT CTT GAT CTT GGG ATC AAT GGT GGA ATA 2736 TCT CCA GAT ATG AGT CCA ATG ATT GCA GCA CCT GTC ATA GGT TCT CTC 2784 AAA AAG TAC AAC TGG GGC AAT CTT GCA TTT GAC ACC AAG GTC TGC AAA 2832 ACA AAT GTC TCA TCA AAA TCG TCA ATG AGA GCT CCT GGA GAT GCG CAG 2880 GGC TCT TTC ATT GCT GAA GCC ATC ATC GAG CAT GTT GCC TCG GCA CTT 2928 TCA GCC GAC ACT AAT ACC ATA AGG AGA AAG AAC CTT CAT GAC TTT GAG 2976 AGC CTT GCA GTG TTC TTT GGA GAT AGT GCA GGT GAA GCT TCT ACA TAC 3024 AGC CTT GTC ACC ATG TTC GAT AAA TTG GCC TCC TCT CCA GAA TAC CAG 3072 CAC CGA GCT GAA ATG GTG GAA CAA TTC AAC CGA AGC AAC AAG TGG AAG 3120 AAG CGT GGC ATT TCT TGT GTG CCT GTA ACA TAT GAG GTG CAG CTT CGG 3168 CCA ACT CCA GGA AAG GTG TCT ATC ATG AAT GAT GGT TCC ATT GCT GTT 3216 GAG GTT GGA GGG GTT GAG CTA GGC CAA GGG TTG TGG ACA AAA GTG AAG 3264 CAG ATG ACG GCA TTC GGA CTA GGA CAG CTG TGT CCT GGC GGC GGT GAA 3312 AGC CTT CTA GAC AAG GTG CGG GTC ATC CAG GCC GAC ACA TTG AGC ATG 3360 ATC CAA GGA GGG GTC ACT GGT GGG AGC ACC ACT TCT GAA ACT AGC TGT 3408 GAA GCA GTT CGT AAG TCG TGT GTT GCA CTC GTC GAG AGC TTG AAG CCA 3456

特平 8-283314

ATC AAG GAG AAT CTG GAG GCT AAA ACT GGC ACA GTG GAA TGG AGT GCC 3504 TTG ATT GCA CAG GCA AGT ATG GCG AGC GTT AAC TTA TCG GCA CAT GCA 3552 TAC TGG ACC CCT GAT CCA ACT TTC ACA AGC TAT TTG AAC TAC GGA GCC 3600 GGC ACT AGC GAG GTG GAA ATT GAT GTC CTG ACA GGA GCA ACA ACA ATT 3648 CTA AGG AGT GAC CTT GTC TAC GAT TGC GGG CAA AGC TTG AAC CCT GCT 3696 GTC GAT TTG GGG CAG GTG GAA GGT GCA TTC GTA CAA GGA GTA GGC TTC 3744 TTC ACA AAC GAG GAG TAC GCA ACC AAC TCT GAC GGG TTG GTC ATC CAC 3792 GAT GGC ACA TGG ACG TAC AAG ATC CCC ACG GTC GAC ACC ATC CCA AAG 3840 CAG TTC AAC GTT GAG CTG ATC AAC AGC GCC CGT GAC CAG AAG CGC GTC 3888 CTC TCT TCC AAA GCA TCG GGC GAG CCT CCG CTT CTC CTA GCT TCC TCT 3936 GTG CAC TGC GCA ATG AGG GAG GCC ATC AGG GCC GCC AGG AAA GAA TTC 3984 TCG GTC TGC ACT GGT CCA GCG AAC TCC GCC ATC ACG TTC CAG ATG GAC 4032 GTG CCG GCA ACG ATG CCT GTC GTC AAG GAG CTC TGC GGC CTG GAT GTC 4080 GTT GAG AGG TAC CTG GAG AGC GTG TCG GCT GCC AGC CCA ACA AAC ACC 4128 GCT AAA GCA TAG ATC CAG TAG GCG CTC TAT CCA TGG TGT GAT GGC TTA 4176 ATC AAT CTG TAA AAC ACT AAG CGG CGT GAC ATG CCG AGC TTT CAG TGT 4224 TAG CTA TGA TGT ACA GAA GAA GAG GTA CCA ATG GCG AGT TGT GGC CAT 4272 GCG AAT CAG GAG TCA TGA ACC ATT GAG GGG GGA AAT AAA GTA AAT AAG 4320 4359 【書類名】

要約書

【要約】

【課題】

植物の IAA 生合成経路の解明、植物の育種に適する IAA 生合成酵素タンパク 質遺伝子の探索が強く望まれている。

【解決手段】

植物から得られうる約4.4 k b p の遺伝子であり、アルデヒド化合物を酸化してカルボン酸を生成する能力を有する酵素のアミノ酸配列をコードすることを特徴とするアルデヒドオキシダーゼ遺伝子及びその利用。

【選択図】 なし

【書類名】

職権訂正データ

【訂正書類】

特許願

<認定情報・付加情報>

【特許出願人】

申請人

【識別番号】

596154398

【住所又は居所】

東京都八王子市南大沢1丁目1番地 東京都立大学

理学部生物学科内

【氏名又は名称】

小柴 共一

出願人履歴情報

識別番号

(596154398)

1. 変更年月日 1996年10月 4日

[変更理由] 新規登録

住 所 東京都八王子市南大沢1丁目1番地 東京都立大学理学部生物

学科内

氏 名 小柴 共一